

Europäisches Patentamt
European Patent Office
Office européen des brevets



(11) EP 0 759 553 A1

(12) EUROPÄISCHE PATENTANMELDUNG

(43) Veröffentlichungstag: 26.02.1997 Patentblatt 1997/09 (51) Int. Cl.⁶: G01N 27/416, G01N 27/30

(21) Anmeldenummer: 96113118.2

(22) Anmeldetag: 15.08.1996

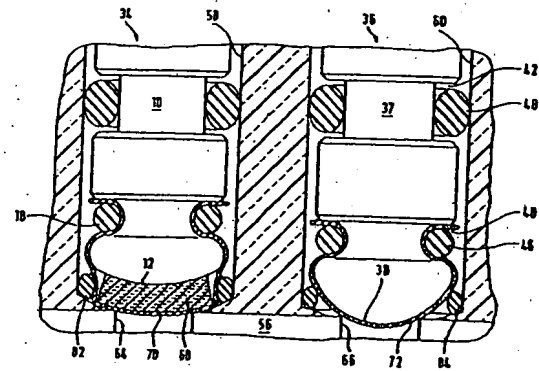
(84) Benannte Vertragsstaaten: DE ES FR GB IT	(72) Erfinder: • Abel, Petra 61169 Friedberg (DE) • Allendörfer, Wolfgang 61352 Bad Homburg (DE)
(30) Priorität: 18.08.1995 DE 19530376	(74) Vertreter: Fuchs, Luderschmidt & Partner Abraham-Lincoln-Strasse 7 65189 Wiesbaden (DE)
(71) Anmelder: Fresenius AG D-61350 Bad Homburg v.d.H (DE)	

(54) Amperometrischer Biosensor

(57) Biosensor für die Amperometrie bei der die Meßelektrode (34) aus einem elektrisch leitenden Träger aus Kohlenstoff besteht, der mit einem Platinmetall in kolloider Form einheitlich gefüllt ist, wobei von der Meßelektrode (34) ein Ableitkontakt (10) aus Glaskohlenstoff abgeht.

Der poröse Träger (68) ist mit einem Enzym, beispielsweise Glukoseoxidase zur Bestimmung von Glukose, gefüllt, wobei die Oberfläche des Trägers (68) mit einer Membran (70) gegenüber der Umgebung abgedeckt ist.

Fig. 3

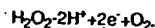


EP 0 759 553 A1

Beschreibung

Die Erfindung betrifft einen Biosensor zur amperometrischen Bestimmung eines in einer wässrigen Lösung, insbesondere Blut, gelösten Substrats mit einem Enzym zur Umsetzung des Substrats, einer Meßelektrode, deren Oberfläche sich für eine Redoxreaktion der Substratumsetzungsprodukte eignet, und die einen elektrisch leitenden Träger aus Kohlenstoff und ein auf den elektrisch leitenden Träger aufgebrachtes Metall der 8. Nebengruppe aufweist, wobei der elektrisch leitende Träger mit einer das Enzym enthaltenden Lösung getränkt ist, einer semipermeablen Membran, die die Meßelektrode einschließlich des elektrisch leitenden Trägers dicht umschließt, und einem Ableitkontakt, der von dem elektrisch leitenden Träger abgeht.

Biosensoren dienen zur Bestimmung eines Substrats, das mit Hilfe des im Biosensor vorgesehenen Enzyms in ein Umsetzungsprodukt katalytisch umgesetzt wird, das der Biosensor qualitativ und quantitativ bestimmen kann. Solche Enzymelektroden werden üblicherweise zur Bestimmung der Glukose in Blut eingesetzt, bei denen als Enzym Glukoseoxidase eingesetzt wird, mit deren Hilfe Glukose katalytisch in Glukonolaktol/Glukonsäure und H_2O_2 umgesetzt wird. Bei der Amperometrie wird dann das Wasserstoffperoxid oxidiert nach folgender Gleichung:



Die an der Elektrode freigesetzten Elektronen werden als Oxidationsstrom abgeführt und sind in einem bestimmten Bereich proportional zur Glukosekonzentration.

Das vorstehende genannte Glukose-Biosensorsystem läßt sich ohne weiteres auf andere Systeme übertragen, beispielsweise auf das System Alkohol/Alkoholoxidase, Laktat/Laktatoxidase, Harnsäure/Urikase, Wasserstoffperoxid/Katalase und dergleichen.

Die üblicherweise eingesetzten Arbeitselektroden, die ein Enzym als Katalysator für die Umsetzung eines in Wasser gelösten Substrats aufweisen, arbeiten bei Referenzspannungen von 600 mV und mehr, was jedoch bei sämtlichen Meßsystemen bisher zu unerwünschten Korrosionen und anderen unerwünschten Nebenreaktionen geführt hat. Insofern wurde bereits versucht, diese Referenzspannung herabzusetzen, indem das Substratumssetzungsprodukt ebenfalls mit Hilfe eines Katalysators in dessen Folgeprodukt umgewandelt wird, wie dies vorstehend in der Umsetzungsgleichung gezeigt ist.

In der GB-PS 2.191.003 (EP 0 247 850) ist ein Biosensor in Form einer Enzymelektrode beschrieben, die in der Arbeitselektrode ein Metall der Platingruppe eingesetzt. Um eine möglichst große Umsetzungsfläche zu erreichen, ist das Platinmetall in kolloider Form einheitlich verteilt auf einem elektrisch leitenden Träger vorgesehen. Dieses Trägermaterial liegt ebenfalls fein verteilt

vor, üblicherweise als Kohlenstoffpulver, das mit Hilfe eines wasserabweisenden Bindemittelharzes verfestigt ist.

Eine derartig hergestellte Arbeitselektrode verfügt über hohe Stromdichten pro Flächeneinheit und weist üblicherweise eine Betriebsspannung von 300 - 350 mV gegenüber den vorstehend genannten Spannungen von 600 - 700 mV auf.

Auf dieser porösen Arbeitselektrode ist das Enzym entweder adsorbiert oder aber kovalent gebunden vorgesehen, wobei die Frontfläche der Arbeitselektrode mit einer porösen Membran abgedeckt sein kann, die gegenüber den zu bestimmenden Enzymsubstrat durchlässig ist.

Von dieser bekannten Arbeitselektrode gehen elektrische Kontakte, wie Platin, Silber und dergleichen ab. Es hat sich nun herausgestellt, daß selbst ein elektrischer Kontakt aus dem üblicherweise eingesetzten Platin dem Biosensor keine lange Lebensdauer (maximal 1 Monat) garantiert, da er nach Ablauf dieser Periode korrodiert ist, so daß die gesamte Elektrode ausgetauscht werden muß. Auch andere Materialien, wie Gold oder Kupfer, haben sich bei dieser Elektrode als nicht einsetzbar erwiesen, da sie innerhalb weniger Wochen korrodiert waren.

Ähnliche Elektrodenanordnungen sind in der EP-470 290, EP-136 362, EP-127 958, EP-197 747, EP-48 090, EP-359 831, US 4 655 880, US 4 950 379, PCT-WO 89/05454, DD 297 713 oder US 52 27 042 beschrieben.

So weist die Arbeitselektrode gemäß EP 0 470 290 Glaskohlenstoff als Sensormaterial auf, das unmittelbar mit der Enzymschicht verbunden ist. Da es sich hier um keinen katalytisch wirksamen Sensor handelt, treten unterhalb einer Arbeitsspannung von 600 mV keine Effekte bei einer Glukose/Glukoseoxidase-Elektrodenanordnung auf, so daß auch dort die eingangs erwähnten unerwünschten Spannungen auftreten.

Der Erfindung liegt daher die Aufgabe zu Grunde, die eingangs erwähnte Elektrodenanordnung so zu verbessern, daß sie bei möglichst niedriger Arbeitsspannung, d. h. unterhalb 500 mV arbeitet und darüber hinaus langzeitstabil ist, also keine Korrosionseffekte zeigt.

Die Lösung der Aufgabe gelingt dadurch, daß der Ableitkontakt aus Glaskohlenstoff besteht.

Der Einsatz von Glaskohlenstoff, der mit der Arbeitselektrode elektrisch leitend verbunden ist, hat zunächst den Vorteil, daß die Elektrode keinerlei Korrosionserscheinungen während der Lebensdauer der Elektrode unterzogen wird, die praktisch nur durch die Enzymaktivität bestimmt wird. Die Lebensdauer des Enzyms liegt üblicherweise bei 4 - 6 Monaten, also einer Zeitperiode, bei der sich keinerlei korrosive Veränderungen an der Glaskohlenstoffoberfläche zeigen. Es treten nur minimale oder gar keine Störpotentiale oder Spannungen an der Elektrode auf, so daß das gesamte Meßverfahren hierdurch erheblich vereinfacht wird. Dies führt dazu, daß mit der erfindungsgemäßen Elek-

trode direkt Messungen in unverdünnten Vollblut möglich sind, was unter anderem an Dauermessungen mit Humanblut nachvollzogen worden ist. Neben Vollblut können jedoch auch andere wässrige Körperflüssigkeiten, wie Serum, Plasma, Urin, Speichel, Dialysate, Elektrolytlösungen und dergleichen mehr auf das zu untersuchende Substrat, das in einer derartigen Lösung enthalten ist, mit dem erfindungsgemäßen Sensor untersucht werden.

Der erfindungsgemäße Biosensor wird vorteilhafterweise zur Bestimmung von Glukose eingesetzt, wobei als Enzym in diesem Fall Glukoseoxidase (GOD) zum Einsatz kommt. Jedoch können auch andere Oxidoreduktasen eingesetzt werden, zu denen beispielsweise Laktatoxidase, Cholesterinoxidase, Galaktoseoxidase sowie andere Peroxid produzierende Enzyme und Kombinationen solcher Enzyme gehören. Auf die bereits vorstehend erwähnten Substrat/Oxidasesysteme wird ebenfalls Bezug genommen (Harnsäure/ Urikase; Ascorbinsäure/ Ascorbatoxidase; Pyruvat/Pyruvatoxidase).

Die einsetzbaren Enzyme können entweder an dem elektrisch leitenden Trägermaterial adsorbiert werden oder aber unmittelbar mittels einer chemischen Reaktion kovalent an diesen Träger gebunden, d. h. immobilisiert werden.

Was zunächst den Träger selbst betrifft, so wird auf die vorstehend genannte EP 0 247 850 aus Offenbarungsgründen Bezug genommen, deren Inhalt zum Gegenstand dieser Anmeldung gemacht wird.

Das erfindungsgemäß eingesetzte Trägermaterial besteht aus einer porösen Schicht kohlenstoffhaltiger Partikel, die untereinander mit einem Harz-Bindemittel gebunden sind. Die Größe dieser Partikel beträgt bis zu 50 nm.

Die Partikel selbst weisen ein Kohlenstoff- oder Graphitpulver auf, das eine hohe Dichte funktioneller Gruppen (Carboxylate, amino- und schwefelenthaltende Gruppen) auf der Oberfläche aufweisen kann. Dieses Pulver kann auf Grund seiner großen Oberfläche sehr leicht die vorstehend genannten eingesetzten Enzyme binden.

Auf diesem Pulver wird vorteilhafterweise vor dessen Kompaktieren mit Hilfe eines Bindemittels das Metall der 8. Nebengruppe in kolloider Suspension bis zu 20 Gewichtsprozent bezogen auf den Kohlenstoffträger aufgetragen, so daß sich eine einheitliche Verteilung des Platins oder Palladiums als Metall der Platingruppe vorteilhafterweise in den Kohlenstoffträger ergibt. Nach dem Vermischen mit dem platinhaltigen Material wird der Kohlenstoffträger mit einem üblicherweise wasserabstoßenden Harzbindemittel vermischt und in eine vorbestimmte Form überführt. Vorteilhafterweise werden fluorhaltige Harze, beispielsweise auf der Basis von PTFE als harzhaltige Bindemittel eingesetzt, wie dies in der vorstehend genannten EP-Schrift erläutert ist, worauf Bezug genommen wird. Dieses Bindemittel liegt in einer Menge bis zu 20 Gewichtsprozent vor, wobei dessen Gewichtsanteil üblicherweise nicht kritisch ist.

Das Bindemittel soll dabei eine minimale Sauerstoffdurchlässigkeit unter atmosphärischen Bedingungen, wenigstens $2 \times 10^{-3} \text{ cm}^3 \text{ O}_2 / \text{cm}^2$ bezogen auf das Polymer, haben.

Desweiteren soll die Partikelgröße des kolloidalen Platin-Metalls in einem Bereich von etwa 1 - 3 nm liegen, das an die Oberfläche des Kohlenstoffpulver adsorbiert ist.

Vorteilhafterweise kann das elektrisch leitende Trägergemisch mit dem Platinmetall in eine Folie geformt werden, die vorteilhafterweise auf einer Kohlenstoffolie als Trägermaterial fixiert ist.

Bevorzugte Enzymelektrodensubstrate werden unter der Bezeichnung PACE von der Firma E-TEK vertrieben und werden üblicherweise als elektro-katalytische Gaselektroden in Brennstoffzellen eingesetzt.

Wie vorstehend erwähnt, kann das Enzym am Träger adsorbiert oder aber unmittelbar immobilisiert werden. Erfindungsgemäß ist die Adsorption eines Enzyms dann bevorzugt, wenn die Oberfläche des so behandelten Trägers mit einer mikroporösen, semipermeablen Membran gegenüber dem wässrigen Meßgut geschützt ist. Andererseits kann natürlich das Enzym durch eine Immobilisierungsbehandlung physikalischer oder chemischer Natur so fest an dem Träger haften, daß ein derartiger Schutz durch eine Membran nicht notwendig ist.

Bei der reinen Adsorption wird das Enzym in einer wässrigen Lösung oder Suspension vorgelegt, wobei diese Lösung auf den porösen Träger aufgetragen wird. Eine derart mit Enzym beschichtete Folie wird dann mit dem nachstehend erläuterten Ableitkontakt verbunden.

Andererseits kann das Enzym auf der Oberfläche des Trägers nach bekannten Immobilisierungstechniken, beispielsweise durch kovalente Bindung mit Carboindimid oder Glutaraldehyd verbunden werden, wie dies in der vorstehenden EP-Schrift erläutert ist, worauf wiederum Bezug genommen wird.

Der elektrische Ableitkörper oder -kontakt besteht aus Glaskohlenstoff, der durch Pyrolyse von Polymeren mit dreidimensionaler vernetzter Struktur gebildet wird. Im Makrobereich hat glashaltiger Kohlenstoff praktisch keine Poren besitzt jedoch in seinen Schichten zahlreiche Hohlräume. Er ist außerordentlich korrosionsbeständig gegen Säuren und Alkalien sowie Schmelzen und wird erst oberhalb von etwa 550°C durch Sauerstoff bzw. oxidierende Schmelzen angegriffen.

Weitere Einzelheiten zu Glaskohlenstoff sind in der Zeitschrift für Werkstofftechnik 15 (1984) Seite 331 - 338 beschrieben, worauf Bezug genommen wird. Erfindungsgemäß einsetzbare Glaskohlenstoffe werden in Form von platt-, ring-, stäbchen- und scheibenförmigen Elektroden für die chemische Analytik vertrieben. Darüberhinaus läßt sich die Oberfläche des Glaskohlenstoffs mechanisch bearbeiten, beispielsweise lassen sich Ringnuten und Bohrungen in zylindrische Körper einarbeiten.

Solfern erwünscht, kann die Oberflächenstruktur

von Glaskohlenstoff durch Behandlung bei erhöhten Temperaturen, beispielsweise etwa 500°C, oder chemisch durch Einwirken von Salpetersäure aktiviert werden.

Erfindungsgemäß wird speziell für die Gegenelektrode im erfindungsgemäßen Meßverfahren aktivierte Glaskohlenstoff eingesetzt, während der Ableitkontakt der Arbeitselektrode aus üblicherweise nicht aktiviertem Glaskohlenstoff besteht.

Bei der Arbeitselektrode wird als Ableitkontakt ein stäbchenförmiger oder zylinderförmiger Körper eingesetzt, dessen Frontteil als Träger für den elektrisch leitenden Träger der Platinmetallelektrode dient. Sie nimmt weiterhin an ihrem rückwärtigen Ende einen Ableitdraht auf, der vorteilhafterweise in eine Axialbohrung des Glaskohlenstoffkörpers feststehend und elektrisch leitend eingeführt ist.

Die erfindungsgemäße Arbeitselektrode wird vorteilhafterweise in Durchflußmeßzellen in Form einer 2- oder 3-Elektrodenanordnung eingesetzt.

Bei der 2-Elektrodenanordnung dient die Gegenelektrode zugleich auch als Bezugsselektrode, während bei der 3-Elektrodenanordnung neben der Gegenelektrode eine Bezugsselektrode vorliegt.

Bevorzugt ist bei der erfindungsgemäßen Meßzelle eine 3-Elektrodenanordnung, die neben der erfindungsgemäßen Meßelektrode eine Ag/AgCl-Elektrode als Bezugsselektrode und eine Gegenelektrode aus aktiviertem Glaskohlenstoff enthält.

Desweiteren können Sensoren für die Temperaturmessung oder weitere Elektroden zur Korrektur von Störstoffen, wie Rinderserumalbumin - Hilfselektroden eingesetzt werden.

Die Beispiele erläutern die Erfindung.
Es zeigen

- Figur 1 die Seitenansicht eines Glaskohlenstoffstiftes der Arbeitselektrode, teilweise aufgerissen, im Bereich des Kontaktstiftes;
Figur 2 eine Meßzelle mit 3 Elektroden, wobei die Arbeitselektrode und Meßelektrode im Ausschnitt und im Aufriß gezeigt sind;
Figur 3 eine vergrößerte Darstellung des Detail A von Figur 2, wobei die Meßelektrode und die Referenzelektrode geschnitten dargestellt sind; und
Figur 4 einen Schnitt durch die Meßzelle von Figur 2 entlang der Linie IV-IV, wobei lediglich die Gegenelektrode eingesetzt ist.

Aus Figur 1 ist der Elektrodenkörper 10 aus Glaskohlenstoff ersichtlich, der im wesentlichen eine zylinderförmige Struktur aufweist. Das Frontteil 12 des Elektrodenkörpers 10 ist gemäß der in Figur 1 gezeigten Ausführungsform nach außen gewölbt ausgebildet, was - wie speziell bei der Meßzelle gemäß Figur 2 nachstehend erläutert wird - die Anströmung der zu untersuchenden Lösung begünstigt. Benachbart zu dieser Wölbung 14 ist eine erste Ringnut 16 im Elektroden-

körper vorgesehen, in die ein erster O-Ring 18, wie aus Figur 3 ersichtlich ist, eingelegt werden kann.

Im Anschluß an diese erste Ringnut sind weitere Ringnuten 20 und 22 über den Elektrodenkörper verteilt vorgesehen, in die weitere O-Ringe 24 und 26 eingelegt werden können.

Am rückwärtigen Ende des zylinderförmigen Elektrodenkörpers 10 ist vorteilhafterweise ein zylinderförmiger Absatz 28 vorgesehen, der gegenüber dem Elektrodenkörper 10 einen geringeren Durchmesser aufweist.

Desweiteren ist von der Rückseite her eine axiale Bohrung 30 im Elektrodenkörper 10 vorgesehen, innerhalb der ein Kontaktstift 32 elektrisch leitend vorgesehen ist, beispielsweise mit Hilfe eines elektrisch leitenden Klebers.

Wie ebenfalls auf Figur 3 ersichtlich ist, unterscheiden sich die Elektrodenkörper 10 der Meßelektrode 34 und der Bezugsselektrode 36 in ihrer Struktur nur dadurch, daß die Wölbung der Bezugsselektrode 36 in ihrem Frontbereich 38 stärker ausgebildet ist.

Die Referenzelektrode besteht jedoch nicht - wie vorstehend erwähnt - aus Kohlenstoff, sondern aus einem Silber/Silberchlorid-Stift, der die entsprechenden Ringnuten 40 - 44 und O-Ringe 46 - 50 aufweist.

Gemäß Figuren 2 und 3 ist eine Meßzelle 52 dargestellt, die aus einem Elektrodenblock 54, üblicherweise aus einem transparenten Kunststoffmaterial, wie Acrylglas, besteht, der einen Meßkanal 56 aufweist, der sich quer durch den Elektrodenblock 54 erstreckt. Senkrecht von oben sind erste, zweite und dritte Bohrungen im Elektrodenblock 54 vorgesehen, von denen die erste und die zweite Bohrung 58, 60 bis zum Meßkanal 56 geführt sind, wobei die Durchgangsöffnung 64 bzw. 66 der ersten Bohrung 58 bzw. der zweiten Bohrung 60 zum Meßkanal 56 hin gegenüber dem Durchmesser dieser beiden Bohrungen 58 und 60 verengt ist, d. h. einen geringeren Durchmesser im Vergleich zum Bohrungsdurchmesser aufweist.

Dabei ist der Durchmesser der Bohrungen 58 und 60 so dimensioniert, daß dieser geringfügig größer ist als der Durchmesser des Elektrodenkörpers 10 der Meßelektrode 34 bzw. der Bezugsselektrode 36. Andererseits sind jedoch die Außendurchmesser der O-Ringe 24 und 26 bzw. 48 und 50 etwas größer als der Durchmesser der Bohrungen 58 und 60, so daß es hier zu einer radialen Dichtung zwischen O-Ring/Bohrungswand kommt.

Wie weiterhin aus Figur 3 ersichtlich ist, ist auf der Frontseite 12 der Arbeits- oder Meßelektrode 34 der vorstehend erwähnte elektrisch leitende Träger 68 mit einem Platinmetall vorgesehen, der weiterhin mit einer Enzym-Lösung getränkt ist. Soll Glukose, beispielsweise im Blut mit der Meßelektrode 34 bestimmt werden, so ist als Enzym Glukoseoxidase in dem Träger 68 vorgesehen, der aus einer mit kolloidalem Platin aktivierten Kohlenstoffolie besteht.

Um den Frontbereich 12 des Elektrodenkörpers 10 und den auf dem Frontbereich vorgesehenen Pace-Trä-

ger 68 ist eine semipermeable Membran 70 umhüllend angeordnet, die sich nach rückwärts bis über die erste Ringnut 16 hinaus erstreckt und vom O-Ring 18 in der Ringnut dicht gegenüber der Umgebung fixiert ist. Die in der Pace-Folie 68 vorgesehene Enzym-Lösung befindet sich innerhalb der Membran 70. Insofern ist die Glukose-Lösung in dem von der Membran 70 durch die Wirkung des O-Rings 18 gebildeten Raums dicht eingeschlossen und somit vor Einflüssen der Umgebung, insbesondere des zu messenden Guts, geschützt. Gleiches gilt für die Bezugselektrode 36, deren Frontbereich 38 ebenfalls von einer Membran 72 durch die Wirkung des O-Rings 46 geschützt ist.

Gemäß Figur 2 ist der Einbau der Meßelektrode 34 und 36 in den Elektrodenblock 54 ersichtlich. Wie bereits vorstehend erläutert, werden die Elektroden radial mit Hilfe der O-Ringe 24, 26 bzw. 48 und 50 innerhalb der Bohrungen 58 bzw. 60 dicht angeordnet und außerdem geführt. Desweiteren erfolgt eine axiale Spannung der Elektroden 34 und 36 gegen die Durchtrittsöffnungen 64 und 66 mit Hilfe von Federn 74 bzw. 76, die auf den rückwärtigen Bereich des Elektrodenkörpers 10 bzw. 37 drücken, wobei der Absatz 28 als Führung für die Feder 74 dient. Die Spannung der Federn 74 und 76 innerhalb der Bohrungen 48 und 60 erfolgt dabei über hohle Stopfen oder Schrauben 78 bzw. 80, wie diese ebenfalls auf Figur 2 ersichtlich ist. Um eine Beschädigung des Frontbereichs 12 bzw. 38 und der diesen Frontbereich 12, 38 überziehenden Membran 70 und 72 zu verhindern, ist jeweils in die Bohrung 60 und 62 benachbart zur Durchtrittsöffnung 64 und 66 jeweils ein O-Ring 82 und 84 eingelegt, gegen den sich der Außenrand des Frontbereichs 12, 38 dichtend federnd legt, wobei die Wölbungen der Frontseiten 14 und 38 in den Meßkanal 56 hineinragen, so daß durch die so erzielten, günstigen Anströmverhältnisse ein optimaler Probenkontakt erzielt wird. Durch die Vorwölbung in den Probenkanal kommt es zu einer totonzentfreien Anordnung, so daß hierdurch eine besonders probenverschleppungsarme Probenbehandlung gegeben ist.

Gemäß Figur 4 ist lediglich die Gegenelektrode 86 dargestellt, die, wie in Verbindung mit der Darstellung von Figur 2 ersichtlich ist, zylindrisch ausgebildet ist. Die Längsachse dieser Gegenelektrode 86 läuft parallel zur Längsachse des Meßkanals 56, der auf seiner Unterseite einen entsprechend langen Schlitz 88 aufweist, gegen den die Außenfläche der Gegenelektrode 86 mit Hilfe eines Federelements 90 gedrückt ist. Dieses Federelement ist mit einer Schraube 92 am Elektrodenblock 54 befestigt, in dem zum Zwecke der Befestigung eine senkrechte Bohrung 94 vorgesehen ist, innerhalb der die Schraube mittels eines in der Bohrung vorgesehenen Gewindes 96 befestigt ist. Sowohl das Federelement 90 als auch die Schraube 92 sind elektrisch leitend, wobei die Schraube 92 über einen Kontaktstift 98 nach außen an den Meßstromkreis angeschlossen werden kann.

Wie aus Figur 4 ersichtlich ist, wird Zu Montage-

zwecken die Gegenelektrode 86, das metallische Federelement 90 und Schraube 92 von der Unterseite des Elektrodenblocks 54 her in eine im wesentlichen rechteckige Öffnung 87 eingeführt, die nach der Montage mit einem Gießharz 100 verschlossen wird. Die Gegenelektrode 86 selbst besteht - wie vorstehend erläutert - vorteilhaft aus aktiviertem Glaskohlenstoff.

Wie aus Figur 2 weiterhin ersichtlich ist, ragen aus dem Elektrodenblock 2 weitere Kontaktstifte 102 und 104 heraus, die über elektrische Leitungen, von denen in Figur 2 nur die Leitung 106 (Meßelektrodenleitung) gezeigt ist, mit der Meßelektrode 34 bzw. der Bezugselektrode 36 verbunden sind. Die entsprechende Bohrung 108 für den Elektrodenstift 102 ist aus Figur 4 ersichtlich.

Beispiel 1

Eine mit kolloidalem Platin aktivierte Kohlenstoffolie wird mit einer Glukoseoxidase-Lösung deart betropft, daß die Folie etwa einen Glukoseoxidasegehalt von etwa 10 Enzymeinheiten je mm² aufweist. Anschließend wird diese Folie in der Elektrodenanordnung gemäß Figur 2 - 4 verwendet.

Diese Folie wird mit einer hydrophilen semipermeablen Membran umhüllt, wobei die Membran einen mittleren Porendurchmesser von etwa 30 nm besitzt. Durch den Meßkanal 56 werden unterschiedliche Glukosekonzentrationen in Wasser/Blut geführt, wobei sich folgende Strom-Spannungs-Kurve (Voltammogramm) ergibt. Der Diffusionsgrenzstrom liegt dabei für eine Glukosekonzentration von 20 mmol/l bei etwa 3 A. Es treten nur minimale oder keine Störpotentiale/Polarisation auf. Desgleichen wird auch während der mittleren Lebensdauer der Elektrode (etwa 6 Monate), die nur durch den Verbrauch des Enzyms bestimmt ist, keine Korrosion beobachtet. Auf Grund der minimalen Probenverschleppung und des optimalen Probenkontakts treten deutliche, störungsfreie Signale auf. Die Meßwerte sind genauer und reproduzierbarer als bei den bisher eingesetzten Elektroden (2-Elektrodensystem vom Ag/Pt-Typ). Desgleichen ist die Linearität der Meßsignale bei unterschiedlichen Meßkonzentrationen verbessert und der Meßbereich selbst erweitert.

Vergleichsversuch 1

Anstelle von Glaskohlenstoff wird in der Meßelektrode Platin als Elektrodenkörper 10 zur Stromableitung benutzt.

Schon nach kurzer Zeit treten Korrosionseffekte durch die üblicherweise zusätzlich auftretenden Batteripotentiale auf.

Vergleichsversuch 2

Anstelle der platinieren Kohlenstoff-Folie (Pace) wird eine nur aus Kohlenstoff bestehende Folie, die also nicht platinieren ist, eingesetzt. Ansonsten wird wiederum

das Beispiel 1 wiederholt. Gegenüber den bei der Pace-
Folie eintretenden Meßeffekten, zu deren Erzeugung
ein Potential von etwa 330 mV anzulegen ist, tritt hier
erst ein Meßeffect bei etwa 845 mV auf, dabei ist die
Messung begleitet von Elektrolyse-Störeffekten, so daß
diese Elektrode nur bedingt eingesetzt werden kann.

Patentansprüche

1. Biosensor zur amperometrischen Bestimmung
eines in einer wässrigen Lösung, insbesondere
Blut, gelösten Substrats mit einem Enzym zur
Umsetzung des Substrats, einer Meßelektrode
(34), deren Oberfläche sich für eine Redoxreaktion
der Substratumsetzungsprodukte eignet, und die
einen elektrisch leitenden Träger aus Kohlenstoff
(68) und ein auf den elektrisch leitenden Träger auf-
gebrachtes Metall der 8. Nebengruppe aufweist,
wobei der elektrisch leitende Träger mit einer das
Enzym enthaltenden Lösung getränkt ist, einer
semipermeablen Membran, die die Meßelektrode
einschließend des elektrisch leitenden Trägers dicht
umschließt, und einem Ableitkontakt (10), der von
dem elektrisch leitenden Träger (68) abgeht,
dadurch gekennzeichnet, daß der Ableitkontakt
(10) aus Glaskohlenstoff besteht.
2. Biosensor nach Anspruch 1 dadurch gekennzeich-
net, daß der Glaskohlenstoff aktiviert ist.
3. Biosensor nach Anspruch 1 oder 2, dadurch
gekennzeichnet, daß der Ableitkontakt (10) ein
Zylinderteil aufweist, auf dessen Frontseite die
Arbeitselektrode angeordnet ist.
4. Biosensor nach einem der Ansprüche 1 - 3,
dadurch gekennzeichnet, daß die Frontseite (12)
nach außen gewölbt ist.
5. Biosensor nach einem der Ansprüche 1 - 4,
dadurch gekennzeichnet, daß der zylindertörmige
Elektrodenkörper auf seiner Oberfläche eine erste
Ringnut (16) zur Aufnahme eines O-Rings (18) auf-
weist, mit dem die Membran (70) am Elektroden-
körper (10) fixierbar ist.
6. Biosensor nach einem der Ansprüche 1 - 3,
dadurch gekennzeichnet, daß der zylindertörmige
Elektrodenkörper weitere Ringnuten (20, 22) zur
Aufnahme von weiteren O-Ringen (24, 26) auf-
weist, mit denen der Elektrodenkörper (10) gegen
eine in einem Elektrodenblock (54) vorgesehene
Bohrung (58) radial fixierbar ist.
7. Meßzelle (52), aufweisend den Biosensor nach
Anspruch 1, eine Gegenelektrode und eine
Bezugselektrode.
8. Meßzelle nach Anspruch 7, dadurch gekennzeich-
net, daß sie einen Meßkanal (56), eine erste Boh-
rung 58, in dem die Meßelektrode (34) gemäß
Anspruch 1 angeordnet ist, und eine zweite Boh-
rung (60) aufweist, in der die Bezugselektrode (36)
angeordnet ist, wobei die erste und zweite Bohrung
(58) und (60) im wesentlichen senkrecht zum Meß-
kanal (56) angeordnet sind und in diesen münden,
und die Gegenelektrode (86) zumindest einen Teil
der Wand des Meßkanals (56) bildet.
9. Meßzelle nach Anspruch 7 oder 8, dadurch
gekennzeichnet, daß die Gegenelektrode (86) aus
Glaskohlenstoff besteht, der vorzugsweise aktiviert
ist, und zylindertörmig ausgebildet ist.
10. Meßzelle nach Anspruch 7 oder 8 gekennzeichnet
durch eine Bezugselektrode (36) aus Silber/Silber-
chlorid.
11. Meßzelle nach einem der Ansprüche 7 bis 9,
dadurch gekennzeichnet, daß die Längsachse der
Gegenelektrode (86) zur Längsachse des Meßka-
nals (56) im wesentlichen parallel ist und die
Gegenelektrode (86) gegen einen am Meßkanal
(56) angeordneten Schlitz (88), der im Elektroden-
block (54) vorgesehen ist, gedrückt ist.

Fig. 1

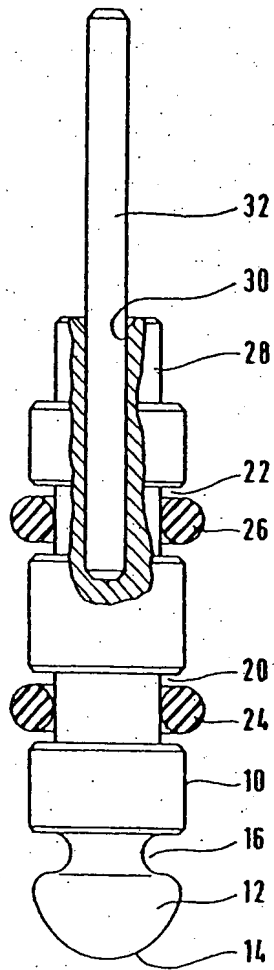


Fig. 2

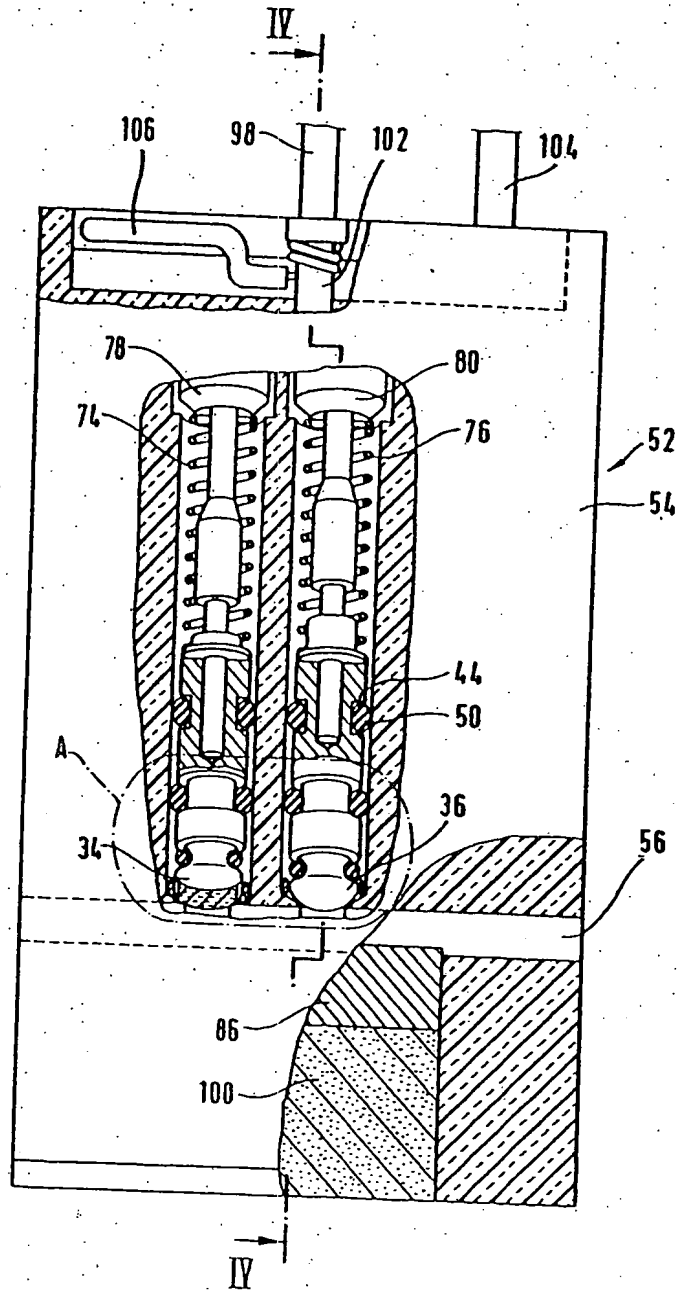


Fig. 3

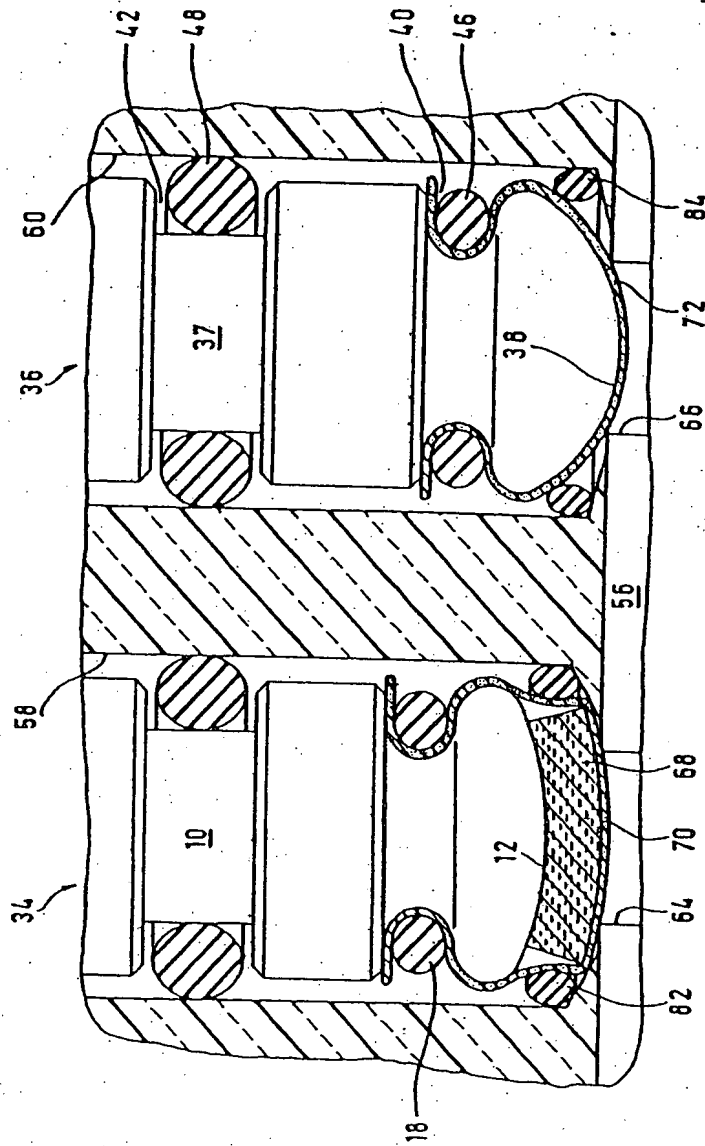
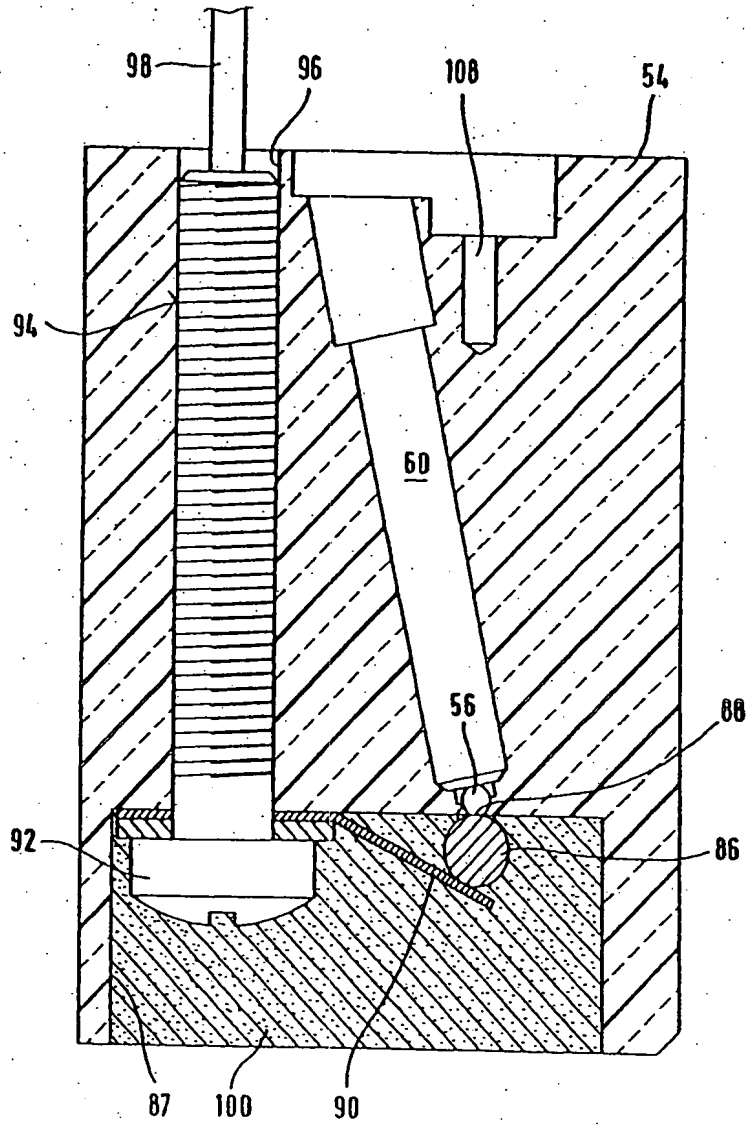


Fig. 4



EP 0 759 553 A1



Europäisches
Patentamt

EUROPÄISCHER RECHERCHENBERICHT

Nummer der Anmeldung:
EP 96 11 3118

EINSCHLÄGIGE DOKUMENTE			
Kategorie	Kennzeichnung des Dokuments mit Angabe, soweit erforderlich, der maßgeblichen Teile	Betrifft Anspruch	KLASSIFIKATION DER ANMELDUNG (Int.Cl.6)
X	US-A-5 227 042 (ZAWODZINSKI THOMAS A ET AL) 13.Juli 1993 * Spalte 2; Zeile 30 - Zeile 50; Ansprüche 1,3; Abbildungen 1A,,1B * * Spalte 3, Zeile 5 - Spalte 4, Zeile 25 *	1-11	G01N27/416 G01N27/30
A	EP-A-0 247 850 (CAMBRIDGE LIFE SCIENCES) 2.Dezember 1987 * Seite 5, Zeile 35 - Zeile 55; Ansprüche 1,7; Abbildungen 15,16 * * Seite 7, Zeile 5 - Zeile 20 * * Seite 12, Zeile 5 - Zeile 15 *	1-11	
A	US-A-5 286 364 (YACZYNYCH ALEXANDER M ET AL) 15.Februar 1994 * Spalte 6, Zeile 15 - Zeile 50; Abbildung 2 * * Spalte 14, Zeile 5 - Zeile 20 * * Spalte 15, Zeile 20 - Zeile 25 *	1-11	
A	PATENT ABSTRACTS OF JAPAN vol. 013, no. 537 (P-968), 30.November 1989. & JP-A-01 221653 (SHIMADZU CORP), 5.September 1989, * Zusammenfassung *	1-11	RECHERCHIERTE SACHGEBIETE (Int.Cl.6) G01N
A	US-A-4 950 379 (YOUNG CHUNG C ET AL) 21.August 1990 * Spalte 1, Zeile 60 - Spalte 2, Zeile 50; Abbildung 1 * * Spalte 3, Zeile 20 - Zeile 40 *	1-11	
-/-			
Der vorliegende Recherchenbericht wurde für alle Patentansprüche erstellt			
Bezeichnet MÜNCHEN		Abgeschlossen am 23.Oktober 1996	
		Freigegeben Mason, W	
<p>KATEGORIE DER GENANNTEN DOKUMENTE</p> <p>X: von besonderer Bedeutung allein betrachtet Y: von besonderer Bedeutung in Verbindung mit einer anderen Veröffentlichung derselben Kategorie A: technologischer Hintergrund O: nichttechnische Offenbarung P: Zwischenliteratur</p> <p>T: der Erfindung zugrunde liegende Theorien oder Grundsätze E: älteres Patentedokument, das jedoch erst am oder nach dem Anmeldedatum veröffentlicht worden ist D: in der Anmeldung angeführtes Dokument L: aus einem anderen Erfindungsgebiet A: Mitglied der gleichen Patentfamilie, überwachendes Dokument</p>			

EPO FORM 150 (3.11/96CCU)

EP 0 759 553 A1



Europäisches
Patentamt

EUROPÄISCHER RECHERCHENBERICHT

Nummer der Anmeldung
EP 96 11 3118

EINSCHLÄGIGE DOKUMENTE			
Kategorie	Kennzeichnung des Dokuments mit Angabe, soweit erforderlich, der maßgeblichen Teile	Betrieb Anspruch	KLASSIFIKATION DER ANMELDUNG (Int. Cl. 6)
A	US-A-5 269 891 (COLIN FERNAND J G) 14. Dezember 1993 * Spalte 3, Zeile 55 - Spalte 5, Zeile 20; Ansprüche 16, 27 * * Spalte 9, Zeile 60 - Spalte 10, Zeile 60 * * Spalte 14, Zeile 20 - Zeile 55 * * Spalte 20, Zeile 20 - Zeile 35 *	1-11	
A	EP-A-0 447 288 (ESA INC) 18. September 1991 * Spalte 4, Zeile 20 - Spalte 5, Zeile 25; Abbildung 2 *	1-11	
			RECHERCHIERTE SACHGEBIETE (Int. Cl. 6)
Der vorliegende Recherchenbericht wurde für alle Patentansprüche erstellt			
Recherchewort MÜNCHEN		Abgabedatum der Recherche 23. Oktober 1996	
		Probe Mason, W	
KATEGORIE DER GENANNTEN DOKUMENTE: X: von besonderer Bedeutung allein betrachtet Y: von besonderer Bedeutung in Verbindung mit einer weiteren Veröffentlichung derselben Kategorie A: technologischer Hintergrund O: nichttechnische Offenbarung F: Zwischenliteratur T: der Erfindung zugrunde liegende Thesen oder Grundsätze E: älteres Patentedokument, das jedoch erst zu oder nach dem Anmeldedatum veröffentlicht worden ist D: in der Anmeldung angeführtes Dokument L: aus anderen Gründen angeführtes Dokument A: Mitglied der gleichen Patentfamilie, übereinstimmendes Dokument			

EPO FORM 150 (01/1996)